

M/S : médecine sciences



Les cellules souches embryonnaires humaines au secours des hépatites fulminantes

Human embryonic stem cells to rescue fulminant hepatic failure

Yves-Edouard Herpe, Michelle Hadchouel, Anne Weber, Jean-Paul Thiéry et Yacine Laâbi

Volume 22, numéro 10, octobre 2006

Biophotonique et imagerie

URI : <https://id.erudit.org/iderudit/013798ar>

[Aller au sommaire du numéro](#)

Éditeur(s)

SRMS: Société de la revue médecine/sciences
Éditions EDK

ISSN

0767-0974 (imprimé)
1958-5381 (numérique)

[Découvrir la revue](#)

Citer ce document

Herpe, Y.-E., Hadchouel, M., Weber, A., Thiéry, J.-P. & Laâbi, Y. (2006). Les cellules souches embryonnaires humaines au secours des hépatites fulminantes. *M/S : médecine sciences*, 22(10), 789–791.

Tous droits réservés © M/S : médecine sciences, 2006

Ce document est protégé par la loi sur le droit d'auteur. L'utilisation des services d'Érudit (y compris la reproduction) est assujettie à sa politique d'utilisation que vous pouvez consulter en ligne.

<https://apropos.erudit.org/fr/usagers/politique-dutilisation/>

érudit

Cet article est diffusé et préservé par Érudit.

Érudit est un consortium interuniversitaire sans but lucratif composé de l'Université de Montréal, l'Université Laval et l'Université du Québec à Montréal. Il a pour mission la promotion et la valorisation de la recherche.

<https://www.erudit.org/fr/>



Les cellules souches embryonnaires humaines au secours des hépatites fulminantes



Yves-Edouard Herpe, Michelle Hadchouel, Anne Weber, Jean-Paul Thiéry, Yacine Laâbi

Y.E. Herpe, Y. Laâbi : AbCys SA. M. Hadchouel, A. Weber, J.P. Thiéry : Inserm U804.

Laboratoire de transfert de gènes dans le foie — applications thérapeutiques, Bâtiment Gregory Pincus, 80, rue du Général Leclerc, 94276 Le Kremlin-Bicêtre, France. yacine.laabi@abcysonline.com

Cette Nouvelle est dédiée à notre collègue et ami, le Dr Jean-Paul Thiéry, ancien professeur à l'Université Paris VI et microscopiste électronicien de renom.

On compte environ 2 500 cas par an aux États-Unis d'insuffisance hépatique aiguë (hépatite fulminante) et 150 cas en France. Elles correspondent à une atteinte aiguë de la fonction hépatocellulaire, due à une nécrose massive des cellules hépatiques d'étiologie diverse : toxique (aflatoxine B¹, phalloïdine², méthotrexate, paracétamol) ou virale. L'hépatite fulminante se traduit par l'effondrement des principales fonctions physiologiques du foie induisant une encéphalopathie avec œdème cérébral mortel en quelques heures. Sans traitement, 80 % des patients décèdent de cette atteinte neurologique irréversible. La transplantation hépatique en urgence reste la meilleure thérapeutique, mais la rareté des greffons hépatiques compatibles immédiatement disponibles sur place explique que la mortalité des patients en attente de greffe de foie se situe entre 10 % et 15 %.

Durant la période d'attente entre le diagnostic et la réalisation de la greffe de foie, on dispose de traitements pallia-

tifs visant principalement à détoxifier le plasma du patient (hémodiafiltration) et à diminuer l'œdème cérébral et le métabolisme général (hypothermie). Ces traitements sont généralement peu efficaces et ne font que retarder l'échéance fatale. On a donc mis au point des appareils dénommés communément foie bioartificiel (BAL) [1] destinés essentiellement à remédier de manière temporaire à la déficience du foie et à empêcher une dégradation de l'état général du patient pendant cette période d'attente de greffe. Ces appareils fonctionnent selon le principe de l'hémodialyse : ils comportent

une colonne de charbon végétal activé et une colonne de résine échangeuse d'ions (ayant pour fonction d'adsorber les molécules toxiques), et surtout un bioréacteur hépatique (BRH). Le BRH est en fait une culture en masse d'hépatocytes séparée du plasma du patient par une membrane semi-perméable (Figure 1). Les premiers appareils étaient formés d'une « cartouche » cylindrique contenant quelques centaines de microtubes (d'une longueur de 35 cm et d'un diamètre de 760 µm) dans lesquels circule le plasma du patient [2, 3]. La paroi de ces microtubes est une membrane semi-perméable en acé-

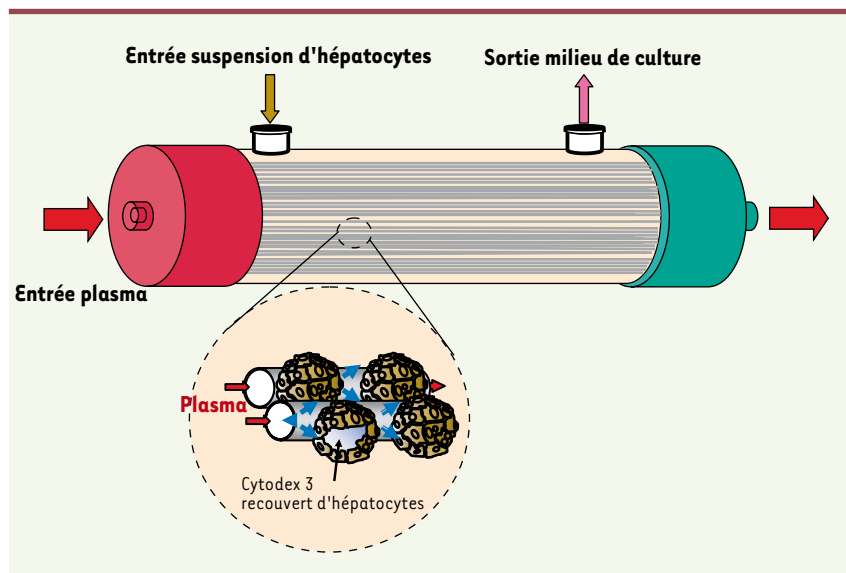


Figure 1. Bioréacteur hépatique de première génération. Les échanges entre le plasma du patient et les hépatocytes s'effectuent à travers la membrane semi-perméable des microtubes (diamètre interne : 760 µm) (système Démétriou [7]).

¹ Les mycotoxines sont des composés chimiques toxiques, produits par certains champignons. Il existe de nombreux composés de cette sorte, mais seul un nombre limité se retrouve régulièrement dans les aliments pour l'homme ou les animaux tels que les céréales. Il existe cinq groupes de mycotoxines dont les aflatoxines.

² Toxine du champignon amanite phalloïde.

tate/nitrate de cellulose permettant les échanges entre le plasma et les cellules hépatiques dans l'espace entre les micro-tubes. Ces cellules adhèrent à la surface de microbilles de Cytodex 3, ce qui favorise leurs propriétés fonctionnelles. Dans les hépatites fulminantes, les fonctions physiologiques du foie natif étant pratiquement inexistantes, le BRH doit contenir au moins 200 g d'hépatocytes actifs (20 % du foie), soit environ 2.10^{10} cellules. Diverses sources d'hépatocytes ont été testées : une lignée continue d'hépatocytes humains en culture (HepG2 clone C3A) d'origine tumorale [2], des hépatocytes humains immortalisés (SV40 ou télomérase) [4], avec le risque de passage de cellules cancéreuses chez le patient, ou des hépatocytes primaires de porc, mais ces cellules hébergent le génome d'un rétrovirus endogène (PERV) qui peut se multiplier dans des cellules humaines, d'où un risque de zoonose [3].

Malgré des résultats très encourageants, les risques encourus par l'utilisation de telles cellules ont conduit les autorités responsables à la suspendre [6,7]. Nous ne disposons pas à l'heure actuelle de lignées d'hépatocytes humains normaux ne comportant pas de risques et pouvant fournir en culture *in vitro* de telles quantités de cellules. Une possibilité séduisante serait d'utiliser des hépatocytes humains fonctionnels obtenus *in vitro* à partir de la différenciation de cellules souches embryonnaires humaines (hESC). En effet, sous forme indifférenciée, ces hESC s'autorenouvellent en théorie de manière illimitée *in vitro* et sont pluripotentes [8]. Les premières lignées d'hESC n'ont été isolées qu'en 1998 [9] et l'on connaît peu de choses sur leur potentiel hépatique. De nombreuses équipes à travers le monde, dont la nôtre, tentent de mettre au point des approches expérimentales permettant

de programmer les processus d'engagement et de différenciation des hESC en hépatocytes [10] (Figure 2). *In vitro*, les hESC peuvent s'organiser en agrégats tridimensionnels, appelés corps embryoides, au sein desquels l'induction des trois feuillets primordiaux de l'embryon s'opère de manière spontanée et anarchique. Il est possible d'obtenir à partir de telles structures des cellules présentant certaines caractéristiques hépatiques [11-14], mais en proportion extrêmement faible, ce qui limite l'intérêt de cette approche. La mise au point de systèmes de culture *in vitro* dans lesquels l'orientation des hESC en hépatocytes peut être modulée directement sans l'étape intermédiaire des corps embryoides est un prérequis indispensable pour développer des approches fiables et reproductibles conduisant à l'amplification d'hépatocytes différenciés. L'obtention de cellules hépatiques par ce type d'approche a été décrite en utilisant des inducteurs de différenciation (dexaméthasone, butyrate de sodium, diméthylsulfoxyde ou trichostatine A) [12]. Les populations cellulaires analysées présentent en effet une morphologie épithéliale et expriment des marqueurs phénotypiques ainsi que des activités enzymatiques typiques d'hépatocytes. Cependant, la fonctionnalité de ces cellules *in vivo* n'a jamais été démontrée.

Les hépatocytes ayant une origine dans le feuillet embryonnaire endodermique, une autre approche consiste à induire la différenciation séquentielle des hESC d'abord en endoderme définitif, puis en hépatocytes. Chez la souris, la différenciation des cellules souches embryonnaires en endoderme définitif [15] puis en hépatocytes n'a été décrite que très récemment [16]. Cependant, bien que la fonctionnalité de ces cellules ait été suggérée *in vitro* par des tests biochimiques, leur fonctionnalité *in vivo* n'a été rapportée que par une seule équipe [17]. Chez l'homme, la nature moléculaire des facteurs inducteurs de l'endoderme demeure largement inconnue. En outre, plusieurs marqueurs de l'endoderme définitif sont aussi exprimés par les tissus extra-embryonnaires,

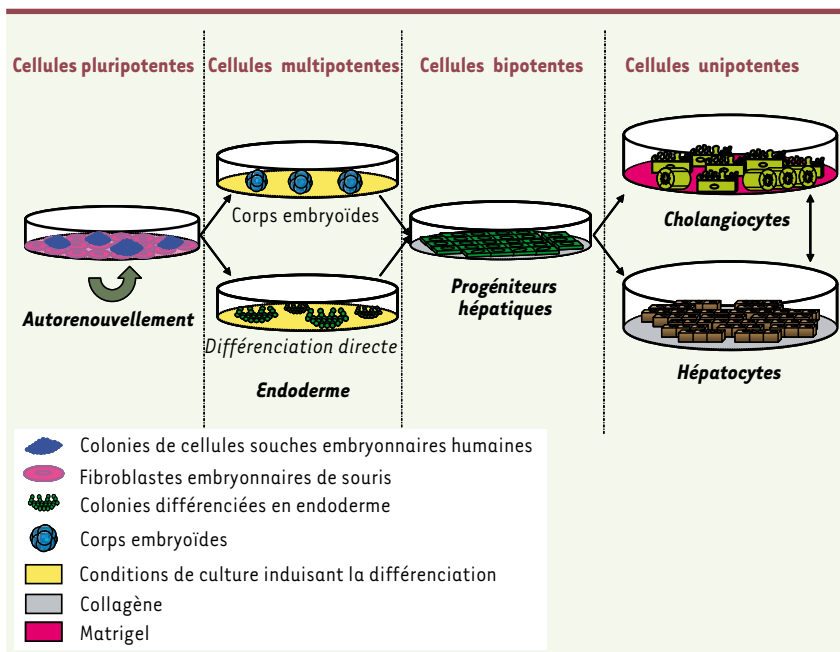



Figure 2. Destinées des hESC selon les conditions de culture. La différenciation des hESC en endoderme peut se faire de manière non contrôlée en passant par les corps embryoides. On se retrouve dans ce cas avec un mélange de cellules issues des trois feuillets embryonnaires. On peut également induire la différenciation des hESC de façon massive vers l'endoderme en utilisant des conditions de culture particulières (facteurs de croissance comme l'activine A, agents différenciants, co-culture avec des lignées stromales). À partir de cet endoderme, on isole des progéniteurs hépatiques bipotents qui pourront, selon les conditions de culture, donner des hépatocytes ou des cholangiocytes.

en particulier l'endoderme primitif et ses dérivés (endodermes viscéral et pariétal), ce qui complique la caractérisation. Enfin, ces marqueurs sont intracellulaires et ne peuvent donc être utilisés pour isoler les cellules d'intérêt. Un seul article a récemment décrit l'obtention d'endoderme définitif de manière convaincante [18]. En présence d'Activine A³, 80 % des hESC se différencient en endoderme définitif, et le récepteur CXCR4 (dont le ligand est SDF-1 ou CXCL12) spécifique de ce tissu permet de purifier la population cellulaire d'intérêt. Il reste à développer des méthodes efficaces fondées sur l'utilisation de molécules inductrices de la différenciation pour obtenir, à partir de cet endoderme, une culture pure et massive d'hépatocytes ne présentant pas les inconvénients précédemment mentionnés. Les essais cliniques du BAL pourraient alors être relancés pour le traitement des insuffisances hépatiques aiguës avec plus de sécurité car il n'y a pas de contact direct entre les hépatocytes en culture dans le BRH et le patient, les échanges s'effectuant au travers d'une membrane semi-perméable. En outre, il serait inutile d'entreprendre une

³ de la famille TGF- β .

immunodépression permanente contrairement à la transplantation d'hépatocytes dans le foie d'un patient pour remplacer la population déficiente. Diverses pathologies hépatiques moins graves que l'hépatite fulminante (insuffisance hépatique chronique et maladies métaboliques du foie) pourraient aussi bénéficier de l'apport de cellules hépatiques différenciées à partir des hESC. 







Human embryonic stem cells to rescue fulminant hepatic failure

RÉFÉRENCES

1. Park JK, Lee DH. Bioartificial liver systems : current status and future perspective. *J Biosci Bioeng* 2005 ; 99 : 311-9.
2. Sussman NL, Chong MG, Koussayer T, *et al.* Reversal of fulminant hepatic failure using an extracorporeal liver assist device. *Hepatology* 1992 ; 16 : 60-5.
3. Rozga J, Williams F, Ro MS, *et al.* Development of a bioartificial liver : properties and function of a hollow-fiber module inoculated with liver cells. *Hepatology* 1993 ; 17 : 258-65.
4. Chamuleau RA, Deurholt T, Hoekstra R. Which are the right cells to be used in a bioartificial liver ? *Metab Brain Dis* 2005 ; 20 : 327-35.
5. Paradis K, Langford G, Long Z, *et al.* Search for cross-species transmission of porcine endogenous retrovirus in patients treated with living pig tissue. The Xen 111 study group. *Science* 1999 ; 285 : 1236-41.
6. Samuel D, Ichai P, Feray C, *et al.* Neurological improvement during bioartificial liver sessions in patients with acute liver failure awaiting transplantation. *Transplantation* 2002 ; 73 : 257-64.

7. Demetriou AA, Brown RS Jr, Busuttil RW, et al. Prospective, randomized, multicenter, controlled trial of a bioartificial liver in treating acute liver failure. *Ann Surg* 2004 ; 239 : 660-70.
8. Stojkovic M, Lako M, Strachan T, Murdoch A. Derivation, growth and applications of human embryonic stem cells. *Reproduction* 2004 ; 128 : 259-67.
9. Thomson JA, Itskovitz-Eldor J, Shapiro SS, et al. Embryonic stem cell lines derived from human blastocysts. *Science* 1998 ; 282 : 1145-7.
10. Lavon N, Benvenisty N. Study of hepatocyte differentiation using embryonic stem cells. *J Cell Biochem* 2005 ; 96 : 1193-202.
11. Lavon N, Yanuka O, Benvenisty N. Differentiation and isolation of hepatic-like cells from human embryonic stem cells. *Differentiation* 2004 ; 72 : 230-8.
12. Rambhatla L, Chiu CP, Kundu P, et al. Generation of hepatocyte-like cells from human embryonic stem cells. *Cell Transplant* 2003 ; 12 : 1-11.
13. Shirahashi H, Wu J, Yamamoto N, et al. Differentiation of human and mouse embryonic stem cells along a hepatocyte lineage. *Cell Transplant* 2004 ; 13 : 197-211.
14. Schwartz RE, Linehan JL, Painschab MS, et al. Defined conditions for development of functional hepatic cells from human embryonic stem cells. *Stem Cells Dev* 2005 ; 14 : 643-55.
15. Yasunaga M, Tada S, Torikai-Nishikawa S, et al. Induction and monitoring of definitive and visceral endoderm differentiation of mouse ES cells. *Nat Biotechnol* 2005 ; 23 : 1542-50.
16. Kania G, Blyszczuk P, Jochheim A, et al. Generation of glycogen- and albumin-producing hepatocyte-like cells from embryonic stem cells. *Biol Chem* 2004 ; 385 : 943-53.
17. Teratani T, Yamamoto H, Aoyagi K, et al. Direct hepatic fate specification from mouse embryonic stem cells. *Hepatology* 2005 ; 41 : 836-46.
18. D'Amour KA, Agulnick AD, Eliazar S, et al. Efficient differentiation of human embryonic stem cells to definitive endoderm. *Nat Biotechnol* 2005 ; 23 : 1534-41.

Tarifs d'abonnement pour M/S - 2006

	Canada ¹	USA/Mexique ¹	France ²	UE et Suisse ²	Autres pays ²
Particuliers	 110 \$ CAN	 130 \$ US*			
Institutions	 210 \$ CAN	 230 \$ US*			
Étudiants	 60 \$ CAN	 80 \$ US*			

Pour la France et autres pays, communiquer avec EDK

sur présentation de photocopie R°/V° de la carte d'étudiant

*Incluant 20\$ de frais postaux

MES COORDONNÉES

NOM PRÉNOM

SPÉCIALITÉ

ADRESSE

VILLE CODE POSTAL

PAYS TEL

COURRIEL

MON RÈGLEMENT

- ☐ Par chèque à l'ordre de Médecine/Sciences (Canada, USA et Mexique)
☐ Par chèque à l'ordre de EDK (France, UE et Suisse)
☐ Par carte de crédit ☐ Visa ☐ Mastercard

Carte n° _____

Date d'expiration

Signature _____

Pour recevoir une facture, cochez cette case ☐



À découper et à renvoyer à :

¹Médecine/Sciences

500, rue Sherbrooke Ouest
bureau 800
Montréal (Québec)
H3A 3C6 Canada
medecine.sciences@
bellnet.ca

 2_{EDK}

BP 15102
31151 Fenouillet Cedex
France
edk@edk.fr

Conformément à la loi Informatique et Libertés du 6 janvier 1978, vous disposez d'un droit d'accès et de rectification des données personnelles vous concernant.